19 日本国特許庁(JP)

① 特許出願公開

⑫公開特許公報(A) 昭60-226900

@Int_Cl_4

. 5

識別記号

庁内整理番号

❷公開 昭和60年(1985)11月12日

C 07 K 15/18 39/00 61 G 01 N 33/531 6464-4H

7043-4C 7906-2G

審査請求 未請求 発明の数 3 (全10頁)

核酸-タンパク質複合体

②特 頤 昭60-46684

29HH 願 昭60(1985)3月11日

優先権主張

❷1984年3月12日❷米国(US)⑩588858

砂発 明 者

ナニブフシヤン・ダツ

タグプタ

アメリカ合衆国コネチカツト州06511ニューヘブン・アパ

ートメント79・プロスペクトストリート 470

切発 明 者 ウイリアム・ノウルズ アメリカ合衆国コネチカツト州06518ハムデン・スリーピ

ングジャイアントドライブ 101

⑪出 願 人 モレキユラー・ダイア .

グノステイツクス・イ

弁理士 小田島 平吉

アメリカ合衆国コネチカツト州06516ウェストヘブン・モ

ーガンレイン 400

ンコーポレーテツド

②代 理 人 最終頁に続く

1、発明の名称

核酸ータンパク質複合体

- 2、特許請求の範囲
- .1、核酸の1端に共有結合されたタンパク
- 2、 核酸が一本鎖または二本鎖であり、そして・ 前記核酸がデオキシリポ核酸またはりボ核酸また はオリゴデオキシリボヌクレオチドまたはオリゴ リボヌクレオチドまたはそれらの雑種であること を特徴とする特許請求の範囲第1項記載の結合タ ンパカ臂。
- 3、核酸がHg、SHまたはNH2の官能基を 有することを特徴とする特許請求の範囲第1また は2項記載の結合タンパク質。
 - 4、タンパク質が、
 - a) 他のタンパク費、
 - b) 核酸の特異的ヌルレオチド配列、
 - c) ハプテン、または

d)配位子、

に対する親和性を有することを特徴とする特許請 求の範囲第1~3項のいずれかに記載の結合タン パク質。

- 5、核酸が少なくとも1つの物理的または化学 的に検出可能な標識を支持することを特徴とする 特許請求の範囲第1~4項のいずれかに記載の結 合タンパク質。
- 6、標識が発蛍光団、染料、抗原、配位子、酵 楽、酵素の基質、コファクター、放射性同位元 業、炭水化物またはそれらの組み合わせであるこ とができることを特徴とする特許請求の範囲第1 ~ 5 項のいずれかに記載の結合タンパク質。
- 7、特異的に結合性の化合物を標識付けされた。 核酸の1端に結合させることを特徴とする分析物 (analyte)を特異的に結合性の化合物と 複合化させることからなる分析物の決定方法。
 - 8、特異的に結合性の化合物が、
 - a) 他のタンパク質、

- b) 核酸の特異的ヌルレオチド配列、
- c) ハプテンごまたは
- d) 配位子、

に対する親和性を有するタンパク質であることを 特徴とする特許請求の範囲第7項記載の分析物の 定量方法。

9、 核酸を化学的処理または酵素的処理に付してタンパク質を結合することのできる官能基を 1 端に導入することをことを特徴とする核酸の 1 端に共有結合されているタンパク質の調製方法。

10、核酸は1塊にリポース部分を支持し、前 記リポース部分を酸化して側鎖のアルデヒド基を 形成し、前記アルデヒド基はシッフ塩基を介して タンパク質を結合することができ、そして必要に 応じて、前記アルデヒド基を超元することをこと を特徴とする核酸の1端に共有結合されているタ ンパク質の調製方法。

1.1、核酸を少なくとも1つの物理的または化学的に検出可能な標識で標識付けすることを特徴

とする特許請求の範囲第9または10項のいずれ かに記載の核酸の1端に共有結合されているタン パク質の調製方法。

3、発明の詳細な説明

本発明は、タンパク質を標識付けされた核酸と 共有結合することによるタンパク質の標識付けお よび診断を目的とする免疫検定におけるこれらの 標識付けされた物質の使用に関する。

免疫学的試験、例えば、抗体は、抗原として知られている異質物質の導入に応答して体により生産されるタンパク質分子である。特異的抗体は特異的抗原へ結合して、抗原 - 抗体複合体を生成する。抗体はその相補的抗原にのみを結合するので、抗体を使用して種々の生物学的試料中の特異的抗原の存在を検出することができる。ある種の病気の状態の検出および診断のこのような免疫学的方法は、生物医学に大変革を起こした。抗体は血液、尿、および他の体液の中の少量の特別の分子(例えば、タンパク質、ホルモン、薬物)の

存在を測定するために現在普通に使用されてい ス

抗原とその対応する抗体との間の特異的相互作 用を検出するために通常使用される1つの方法 は、インシュリンの検出についてYalowおよ、 びBersonにより発見された放射線免疫検出 応法(RIA)である。〔アール・エス・ヤロウ およびエス・エイ・パーソン(R.S. Yal owおよびS.A. Berson); Invest. 1960: Clin. 1157-1175)。RIAは検定される 抗原がまず放射性同位元素で標識付けされ、次い で放射性同位元素を計数する標準の手段により定 量されるという事実に頼る。各種類の放射性標識 付けは、制限、例えば、検出の感度、同位元素の 半減期、オペレーターへの危険および廃棄物処理 の問題を有する。放射性同位元素を計数するため に必要な費用もかなりの額になる。したがって、 放射能に頼らないで免疫標識付けを達成すること

が高度に望ましい。

いく種類かの非放射性免疫検定法が実際に存在 するが、その感度の水準はRIAにより到達しう るものに匹敵していない。

検定の1つのタイプ、例えば、抗原を化学的に 強光性化合物で処理し、これにより強光標識付け 抗体の位置を特別の強光顕数鏡で同定できるよう にすることによって実施される。強光標識付けいる 手順であるが、この技術もある制展をもち、なか 電現存する方法により標識付けされた抗体を少 最の抗原性物質を検出するために十分な感度をも たないという制限をもつ。感度を増加するため に、ポリリジンが発強光団を結合するためにプロ されてきているが、ポリリジンは多くのタイプの 化合物に非特異的に結合するので、高いバックグ ラウンド(background)の問題が生す

標識試楽の他のタイプは、タンパク質ーバクテ

リオファージ複合体、安定な遊離基、電子密な (electron dense)化合物、発光 性化合物および酵素を包含する。これらの標識試 薬のすべては、ある種の欠点を有する。ある種の 試薬、例えば、酵素は貯蔵が困難である。ある種 の標識試薬は、マルチタイプのコピー(muílt itype copy)が存在しないかぎり、十 分に感受性ではない。標識のマルチタイプのコ ピーが反応成分に直接結合する場合、蛍光性標識 の場合におけるように、抗体は抗原へ結合する能 力を失うことがあり、すなわち、特異性に劣るよ うになることがある。 [エイ・エイチ・ダブリユ ・エム・シユールスおよびピー・ケー・バン・ウ イーメン(A.H.W.M. Schuurs & B.K. Van Weemen), cli n. chim. Acta 81, (197 7) 1-40; デイ・エス・スミスち (D.S. Smith et al.), Ann c 1 i. Biochem. 18 (1981) 2

5 3 - 2 7 4 参照]。 したがって、免疫学的試薬 を直接標識付けして、このような特異性の低下を 回避することが高度に望ましい。

欧州特許出願第84 107 624.3号は 核酸を標識付けする光化学的方法を開示してい る。この発明は、好ましくは交雑検定において検 出の目的に用いられ、免疫学的検定において使用 することができる。標識付けは光反応性フロクマ リンまたはフェナントリジウム化合物を使用して 核酸を標識に結合する。この標識は慣用法により 検定することができる。こうして、最終生成物 は、(a)核酸成分、(b)核酸成分へ結合した プロクマリンまだはフェナントリジウム化合物お よび(c)(b)へ化学的に結合した標識からな る標準付け核酸プローブからなる。DNAへの結 合には、アミノメチルトリオキサレン、アミノメ チルアンゲリシンおよびアミノアルキルエチジウ ムもしくはメチジウムアジド類が好ましい結合試 薬である。核酸成分は一本鎖もしくな二本鎖DN

A もしくは R N A またはそれらの断片であることができる。 標識は既知の方法で検定できるいかなるもの、例えば、ハブテン例えばピオチン、 酵楽 例えば B - ガラクトシダーゼ、 アルカリ性ホスファターゼ、 セイヨウワサビのペルオキシダーゼ、 パパインまたはフィコピリタンパク質であることもできる。

したがって、本発明の目的は非放射性である高 度に便利なかつ感受性の免疫検定を提供すること である。

本発明の他の目的は、多数の標識、すなわち、 20/タンパク質以上の標識で免疫学的試薬を標 識付けし、高度の感受性の、例えば、放射線免疫 検定と同程度に感受性の免疫検定を与える手段を 提供することである。

本発明の他の目的は、免疫学的反応の妨害が存在しないような方法で免疫学的試薬を標識付けすることである。

これらの目的および他の目的および利点は、本

発明に従い実現される。本発明によれば、核酸の 1 端へ共有結合したタンパク質が提供される。核 酸は標識の担体である。ポリヌクレオチド類は共 有結合的に修飾(covalently mod ify)されて多数の蛍光性分子および免疫原分 子を支持することができるので、それらは多数 造(multiple labeling)のた めのマトリックスとしてはたらく。核酸分子は、 めのマトリックスとしてはたらく。核酸分子は、 がえば、蛍光性分子またはハブテンで高度に標準 される。次いで、標識付けされた核酸は、タンパク質人に共有結合される。

共有結合されたタンパク質 - 核酸は、多数の標識を、核酸上に、有利には共有結合の前にかつ結合された物質を免疫検定に使用する前に、支持することができる。

標識は、いかなる既知のタイプであることもでき、例えば、発量光団、抗原、ハプテン、酵素、放射性同位元素、コファクターまたは炭水化物で

あることができる。

本発明は、また、標識の存在により決定されるような、抗原についての検定を実施する方法に拡張され、ここで抗原は、試料中に含有される場合、抗体と複合化される。次いで、抗原 - 抗体複合体は、抗体と標識付けされたタンパク質との間の結合により、標識付けされたタンパク質へ結合される。この免疫検定は、タンパク質の1 熔へ共有結合された核酸が検定により検出されるべき標識を支持するということにおいて、先行免疫検定

試料中の検出すべき抗体に対して特異性である。
タンパク質 A は熱および変性剤に対して非常に安
定であり、そして変性状態に引き続いて復元する
ことができる。 [ジェイ・ダブリユ・ゴーデイン
グ(J. W. Goding): 「免疫学的試験
におけるスタフイロコツカル・タンパク質 A の
使用」(Use of Staphylococ
cal Protein A as an im
munological reagent).
J. Imm. Methods 20 241
-253(1978) 参照]。タンパク質 A の I
g G への結合は、I g G 分子の抗原部位へ影響を
及ぼさない。

あるいは、タンパク質部分はIgGのような抗体であることができ、こうして試験試料中のある抗原に対して特異性であろう。抗原は可溶性であり、細胞表面または粒状物質へ固有にあるいは化学的に結合されうる。一般に、すべての抗原はNAPA試率の使用により検出されうる。

より改良されている。

本発明は、また、放射線免疫検定手頭に拡張され、ここで試料中に存在しうる抗原は前記抗原に対して特異性の抗体と複合化され、この複合体は、前述のように、共有結合されたタンパク質 - 核酸へ結合され、その後核酸部分は放射能的に標識付けされ、そして標識は検定される。

本発明の詳述するにあたって、タンパク質成分は、それが部位特異性であるかぎり、多数の種類のものであることができる。特に適当な物質は、イムノグロブリン類、タンパク質 A などを包含する。タンパク質 A は、スタフィロコッカス・アウレウス(Staphylococcus aureus)から分離される40,000ダルトンの一本鎖ポリペプチドである。S. aureusのカン部分へ共有結合されている。タンパク質 A はいく種類かのI g G 部類の抗体へF c ー結合区域により結合する。この場合において、抗体は缺

未知の試料中で検出されうる診断の抗原は、リンパ球遺伝標識、腫瘍特異性抗原、腫瘍細胞、膜受容体、微生物抗原、血液型および組織適合性の型を代表する抗原、および血液、尿などの中の抗原を包含し、それらは種々の病気の状態において上昇したりあるいは低下する。

抗体は特定の抗原に対する特異性を有する。抗体はモノクロナルまたはポリクロナルのいずれかであることができ、モレて1種または2種以上のタイプ、IgG、IgMなどであることができる。抗原は生体内である数の種により、あるいは生体外で細胞培養または組み換えDNA技術により生産されることができる。

核酸は一本鎖または二本鎖のDNA、RNA、 DNA-RNA雑種、オリゴリボヌクレオチドま たはオリゴデオキシリボヌクレオチドであること ができる。

タンパク質は核酸へ種々の方法で共有結合させ. ることができる。1つの手順において、核酸の1 端を、例えば、末端トランスフェラーゼで修飾して、すでに存在しない場合、リボヌクレオチド末端は過ヨウ素 酸塩で酸化してアルデヒド基を形成し、このアル デヒド基はシッフ塩基の反応をタンパク質のアミ ノ基と行い、次いで水素化により安定なアミノ メチル結合をタンパク質と核酸との間に形成する。

概識は、タンパク質への結合の前後に、そして 検定の非常に後の段階においてさえ、核酸部分へ 適用することができる。標識は核酸上に存在する ため、タンパク質との反応を妨害せず、1つのタ ンパク質部分につき多数の標識、例えば、20~ 100以上の標識が存在することさえできる。あ る種のタンパク質が直接標識付けされる場合、6 程度に少ない標識は反応を妨害するために十分で あることが、以前に示された。

標識は欧州特許出顧第84 107 624. 3号中に詳述されているようにして核酸へ取り付 けることができる。代表的な標識は、強光団類、 例えば、フルオレセイン、テキサス・レッド(セ exas red)、ローダミンまたはフィコエ リスリン(phycoerythrine);こと ができるのでは抗原;標識付け抗体のための標的としてはたらくこと ができるハプテンまたは抗原;標識付けされたが ごンまたは抗ビオチンにより検出することで さるピオチン;慣用法で検定される酵素、例え ば、セイヨウワサビのペルオキシダーゼまたはβ ーガラクトンダーゼ:発光検定のためのファク アー、例えば、FADまたはβーガラクトシダー ゼ;エネルギー伝達またはクエンチング(que nting)を行う蛍光修飾試薬;放射性同位元 素:または炭水化物を包含する。

前述のように、タンパク質部分は、例えば、IgGのような抗体のFc部分に対して、部位特異性であるべきである。

NAPA複合体の標識が発蛍光団である場合、 IgG-NAPA複合体と反応する抗原の存在は

共有結合したタンパク質 - 核酸は免疫検定において慣用法で使用することができ、標識は最初に存在するか、あるいは最終の検定より前のいかなる段階においても添加することができる。

太桑明を添付図面を参照しながらさらに説明す

る。

図面、とくに第1図を参照すると、末端リポー ス残苾 (NAT)を含有する核酸を、核酸を結合 ナる配位子へ光化学的方法 (h z) により結合す る。 NArがDNAである場合、NArはTdT - ATP (末端デォキシヌクレオチジルトランス フェラーゼーアデノシントリホスフェート) から 調製する。NAIがRNAである場合、それはそ のまま使用する。共有結合の付加物(coval ent adduct)、(NAr)配位子、が 生成する。光化学的方法は、例えば、欧州特許出 顕第84 107 624.3号中に記載される 光反応性エチジウムアジドまたはプソラレン(p soralen) 誘導体を使用する。アミノメチ ルプソラレン例えば、アミノメヂルートリオキサ レン (triox salen) (AMT) または アミノ メチルジメチル-アンゲリシン (AMA) を使用する場合、フルオレセインインチオシア ネート (FITC) による二次標識付けが可

能 で あ る。 付 加 物 、 例 え ば 、 (N A r) 配 位 子 - 標 識 、 が生 成 し 、 これ を 過 ヨ ウ 素 酸 塩 (N a I O a) で 酸 化 す ることに よ り ア ル デ ヒ ド 基

СНО

(N A)

I

配位子-標準

を形成する。この複合体(1)はタンパク質Aと 反応し、そして(2)においてNaBH。で登元 されて、NAPA複合体

CHaータンパク質A

(NA)

(3)

配位子一樣為

タンパク質 A の代わりに、複合体(1)が I g G と反応し、そして(2)において讃元されると、 N A – I g G

測定を望む場合、核酸を適当な放射性同位元素で 標識する。核酸は一本鎖または二本鎖のDNA、 RNA、DNA-RNA雑種、オリゴリボヌクレ オチドまたはデオキシリボヌクレオチドであるこ とができる。

概識付けされたタンパク買A付加物(NAPA)はIgGまたはIgG-抗原複合体と反応するであろう。次いで、この複合体を慣用法で検定することができる

さらに増幅を望むとき、ハプテンまたは適当な 抗原を標識として使用する。 次いで、前記複合体 を標識に対して特異性の抗体と反応させ、 追加量 のNAPA (試薬 I) と自由に結合する抗体の Fc断片を残す。 次いで、これを前のように検定 することができる。

次の実施例により本発明をさらに説明する。これらの実施例において、特記しないかぎり、すべての部は重量による。

実施例 1

CH2-NH-1 g G

(NA) (3)

配位子-標準

が生成する。

フルオレセインの代わりに、他の標準、例えば、ハプテン、酵素、コファクター、抗原、放射 性同位元素、炭水化物および他の発量光団を同様 に使用することができる。

より詳しく第2図を参照すると、いくつかの物理的にあるいは化学的に検出可能な標識を支持する核酸の端へタンパク質Aを共有結合させる。直接蛍光測定を望む場合、標識(本)は発量光固であることができる。免疫検定に基づく酵素の調製のために、標識は酵素または酵素の基質であることができる。酵素、セイヨウワサビのペルオキシダーゼの結合に関すると、この酵素の約10~100のコピーを結合させることができる。放射性

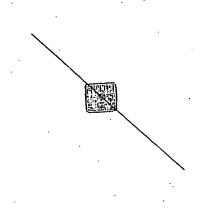
DNAの端においてリポース残基を結合する末端トランスフェラーゼ反応

QX174RFのHae II 消化物または実施例 3 の生成物をカリウムココジレート緩衝液 (pH 7.2;200ミリモル) に対して透析し、そし て濃度を1.0-4 モルに塩基対において盟節す る。このDNA溶液 (100μl) に、5μlの 2ミリモルのジチオスレイトール、↓ ↑ C標識A TPと混合した1μ1の10ミリモルのATPお よび10μ1の10ミリモルの塩化コパルトを抵 加する。この混合物を37℃において5分間ィン キュベーションし、次いで氷中で10分間冷却す る。15単位の末端デオキシヌクレオチジルトラ ンスフェラーゼを添加し、そしてこの混合物を1 5℃において60分間インキュベーションする。 反応後、酵素をフェノール抽出により除去し、そ して未反応のヌクレオトド類を透析またはセファ デックス(Sephadex G-50)カラム の通過により除去する。収率を吸収対CPM比か

ら計算する。均一な反応を仮定すると、収率は D NAの3 ' 末端につき的 10~20 A T P である。(R NA - D NA雑種または二本類 R NAについて、T d T の反応のこの工程はそれ以上の反応について不必要である。)

実施例2

タンパク質の酸化および結合



実施例 1 の生成物のリポース末端の酸化を、過ヨウ素酸ナトリウムで室温において 0 ・ 1 モルの酢酸ナトリウム緩衝液 p H 5 および 0 ・ 1 容量の 1 モルの過ヨウ素酸ナトリウムを使用して実施する。得られる溶液を 1 モルのNaC 1、 0 ・ 0 0 5 モルの酢酸ナトリウム p H 9 に対して透析して過剰の過ヨウ素酸塩を除去する。次いで、タンパク質 A または I g G を添加し、そしてこの溶液をNaーホウ水素化物により還元する。

この反応は 0 ~ 5 0 ℃ において 1 モルまでの イオン強度の N a C 1 中で実施することができ る。

実施例3

<u>二本領の核酸とアミノメチルトリオキサレンと</u> の間<u>の共有結合</u>

実施例 1 に記載するように処理した Q X 1 7 4 R F 二本鎖 D N A の H a e 皿制限酵素消化物または実施例 2 の生成物を、トリス(T r i s) - E D T A 級衝液(T E)(1 0 ミリモルのトリスヒ

ドロキメチルアミノメタン、1ミリモルのEDT A;HClでpH7.1に調節されたもの)中に 溶解するか、あるいはそれに対して透析する。濃 鹿を塩基対において1.5×10-4モル/1に 調節する。TE中に溶解した4'-アミノメチル トリオキサレン(AMT)を添加して、配位子対 塩基対の比を0.1にする。この混合物を窒素ガ スで15秒間フラッシュし、そして360ヵmの 輻射線で60分間照射する。これによりトリオキ サレン残基はDNAへ共有結合する。反応後、こ の混合物に酢酸ナトリウムを添加してイオン強度 を上昇させた後、この混合物をエタノールで沈殿 させる。この沈殿は、また、上澄み液中に未反応 のトリオキサレンを残す。トリチウム化(tr i liated) トリオキサレンを使用するこ とにより、結合の相対量を推定することができ る。(精確に同一の条件を二本鎖RNAおよび RNA-DNA雑種について使用することができ **5)**.

实施例 4

実施例2および3の生成物の標識付け

実施例2および3の生成物は、AMTおよび/ またはタンパク質からの遊離第一NH2 残基を有 する。それらをピオチンおよび/またはフルオレ セインまたはローダミンと反応させる。フルオレ セインイソチオシアネート(FITC)溶液を、 5gの固体を2m1のエタノール中に溶解するこ とにより調製する。実施例2および3の生成物 を、0.1モルの重炭酸ナトリウム緩衝液(pH 8~9)に対して透析するか、あるいはその中に 溶解させる。次いで、それらをFITCのエタ ノール溶液と等しい重量濃度で15:1の容量比 で混合する。反応を1時間進行させる。生成物を セファデックスG50カラムで綺製する。徐険さ れた分面は生成物を含有する。ビオチンによる標 流付けは、欧州特許出願第84 107 6 2 4.3号中に記載されるように、N-ヒドロキシ スクシンイミノビオチンを使用することにより実

において予後の診断および潜在的診断の値を有す ることが示された。

血精の試料(0・1~1m1)を支持物質(例えば、ニトロセルロース)中でインキュペーションして、CEAをこのような支持物質へ結合させる。この結合は非特異性であることができ、例えば、タンパク質のプラスチックへの吸着であることができ、あるいは特異性であることができ、CEAに対して特異性の抗体またはFab断片を使用する支持体へのCEAの固定化であることができ、前記の抗体または断片はこの支持体上に前もって固定化されている。

次いで、固定化されたCEAをポリクロナル抗体(その抗原の特異性およびタンパク質Aの結合特性について選択され、そして抗原への最大の特異的結合を与えるように満定されている)とともの室温において30分間インキュペーションする。0.05%のツイーン(Tween)-20(PBS-Tw)を含有するリン酸塩緩衝塩溶液

施する.

___ 実施例 5

ポリアリルアミノウリジンホスフェート(アリルアミノウリジントリホスフェートを慣用法により酵素重合させることにより製造した)を、実施例5におけるように、フルオレセイン、ローダミンまたはピオチンと反応させ、次いで実施例2におけるようにタンパク費と反応させる。

反応の順序を変更させることができ、例えば、 DNAをまずAMTと反応させ、次いでリポース 残基をTdTにより付加させ、すべてのAMTア ミン残基を標識と反応させ、次いでタンパク質と のレドックス反応を介する結合を実施することが できる。

実施例 6

<u>腫瘍 - 特異性抗原 - 発がん抗原 (CFA) の検</u>出

CEAは糖タンパク質であり、そして血液CE Aの定量は卵巣、乳房および結脳の癌をもつ患者

(20ミリモルのリン酸ナトリウム、130ミリモルのNaCl) 中で3回洗浄することにより、結合しないタンパク質を除去する。

フルオレセイン標識DNA-タンパク質A複合体を、前配抗体-抗原複合体とともに30分間室温においてインキュペーションし、そしてPBS-Twで3回洗浄して、結合しないNAPA複合体を除去する。

次いで、標識を蛍光顕微鏡検査により検定する。

実施例7

__組織適合性型の分析__

フィコルのハイパーク勾配(Ficoll hypaque gradient)を使用して、 全血(1 ml)からリンパ球を分離する。リンパ球を1組(battery)の抗血精中でインキュペーションする。前記の抗血精は特定の組織 適合性(HLA)のサブータイプ(sub-type)について特異性である。結合しない抗血精 を分画遠心により除去し、そして細胞をPBSで3回洗浄する。洗浄したリンパ球を蛍光標識タンパク質A-DNA複合体とともにインキュペーションする。結合しない蛍光標識タンパク質A-DNA複合体を分画遠心により除去する。次いで、リンパ球を蛍光顕微鏡検査により分析する。

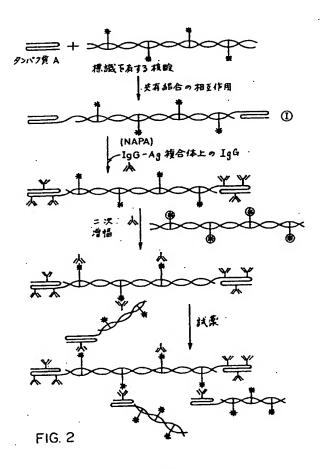
4、図面の簡単な説明

第1 図は、タンパク質AまたはIgGを核酸へ 本発明の1実施服様に従い結合する方法の概略フ ローシートである。

第2図は、ある検定において第1図の結合された失成物を使用する方法の概略フローシートである。

特許出願人 モレキュラー・ダイアグノステイン

代 理 人 弁理士 小田島 平 吉



第1頁の続き

⑫発 明 者 ビンセント・マーチエ アメリカ合衆国コネチカツト州06437セイチエムズヘツ

ド・プロスペクトアベニユー 179

砂発 明 者 ドナルド・エム・クロ アメリカ合衆国コネチカツト州06472ノースフオード・サ

ザーズ レイドライブ(番地なし)